Absolute stereochemistry.

Absolute stereochemistry.

```
L28
     ANSWER 3 OF 20 HCAPLUS COPYRIGHT 2004 ACS on STN
AN
     1996:335963 HCAPLUS
DN
     125:11354
     Entered STN: 08 Jun 1996
     Preparation of luciferin derivatives of Umihotaru (Cypridina hilgendorfii)
     Mitani, Motohiro; Sakaki, Hidejiro; Koinuma, Yasuyoshi; Totani, Yoshiaki
Nippon Oils & Fats Co Ltd, Japan
IN
PA
     Jpn. Kokai Tokkyo Koho, 8 pp.
so
     CODEN: JKXXAP
     Patent
     Japanese
     ICM C07H017-02
     ICS C07D487-04; C12Q001-34; G01N021-78
33-3 (Carbohydrates)
     Section cross-reference(s): 9
PAN.CNT 1
     PATENT NO.
                          KIND
                                  DATE
                                               APPLICATION NO.
                                                                        DATE
PI
     JP 08059686
                                  19960305
                           A2
                                               JP 1994-198770
                                                                        19940823 <--
PRAI JP 1994-198770
                                  19940823
CLASS
                 CLASS PATENT FAMILY CLASSIFICATION CODES
PATENT NO.
JP 08059686
                 ICM
                         C07H017-02
```

ICS C07D487-04; C12Q001-34; G01N021-78 OS CASREACT 125:11354; MARPAT 125:11354

The title compds. (I; R1, R2 = H, C1-20 alkyl, C6-20 aryl, C7-19 arylalkyl; R3 = C1-5 alkyl or alkoxy; n = 0-5), which are useful as substrates for luminescent determination of sugar hydrolases such as .alpha.-D-galactosidase, are prepared by reacting imidazopyrazinone derivs. (II; R1 - R3, n = same as above) with sugar derivs. (III; X = halo; R4 = C1-7 acyl) in the presence of silver triflate and Na2HP04. followed by solvolysis in the presence of an alkali. Thus, 0.1 g 6-(4-methoxyphenyl)-2-methylimidazo(1,2-a)pyrazin-3-one and 1.1 g Na2HPO4 were treated with 5 mL MeCN, 9 mL benzene, and 2.6 g mol. sieve 4A and stirred at room temperature for 1 h, treated with 0.18 g 2,3,4,6-tetra-O-acetyl-.alpha.-Dgalactopyranosyl bromide and 0.37 g silver triflate, and stirred at room temperature for 2 h to give 39% 6-(4-methoxyphenyl)-2-methyl-3-(2,3,4,6-tetra-0acetyl-.alpha.-D-galactopyranosyloxy)imidazo[1,2-a]pyrazine, which (0.5 g) was treated with 3.5 mL MeOH and 1.8 mL concentrated aqueous NH3 and stirred at 40.degree. for 6 h 30 min to give 78% 6-(4-methoxyphenyl)-2-methyl-3-(.alpha.-D-galactopyranosyloxy) imidazo[1,2-a]pyrazine (IV). IV showed luminescence in the presence of .beta.-D-galactosidase with correlation factor r = 0.992.

luciferin deriv Cypridina hilgendorfii prepn; luminescent detn sugar hydrolase; galactosidase luminescent detn substrate luciferin deriv; glucosidase luminescent detn; imidazopyrazinone glycosidation; silver triflate glycosidation catalyst; disodium hydrogen phosphate glycosidation catalyst

ΙT Luminescence

(preparation of luciferin derivs. of Cypridina hilgendorfii as substrates for luminescent determination of sugar hydrolases)

IT Glycosidation catalysts

(silver triflate and disodium hydrogen phosphate for preparation of luciferin derivs. of Cypridina hilgendorfii by glycosidation of imidazopyrazinones as substrates for luminescent determination of sugar hydrolases)

TT 9031-11-2

RL: ANT (Analyte); ANST (Analytical study)

(preparation of luciferin derivs. of Cypridina hilgendorfii as substrates for luminescent determination of sugar hydrolases)

159503-66-9P 177205-12-8P

RL: ARG (Analytical reagent use); SPN (Synthetic preparation); ANST (Analytical study); PREP (Preparation); USES (Uses)

(preparation of luciferin derivs. of Cypridina hilgendorfii as substrates for luminescent determination of sugar hydrolases)

2923-28-6. Silver triflate 3068-32-4, 2.3,4,6-Tetra-O-acetyl-.alpha.-D-galactopyranosyl bromide 7558-79-4, Disodium hydrogen phosphate RL: CAT (Catalyst use); USES (Uses) (preparation of luciferin derivs. of Cypridina hilgendorfil as substrates

for luminescent determination of sugar hydrolases) 572-09-8, 2,3,4,6-Tetra-O-acetyl-.alpha.-D-glucopyranosyl bromide 118877-07-9 RL: RCT (Reactant); RACT (Reactant or reagent)
(preparation of luciferin derivs. of Cypridina hilgendorfii as substrates for luminescent determination of sugar hydrolases) 177205-13-9P RL: RCT (Reactant); SPN (Synthetic preparation); PREP (Preparation); RACT (Reactant or reagent) (preparation of luciferin derivs. of Cypridina hilgendorfii as substrates for luminescent determination of sugar hydrolases) 159503-66-9P 177205-12-8P RL: ARG (Analytical reagent use); SPN (Synthetic preparation); ANST (Analytical study); PREP (Preparation); USES (Uses)
(preparation of luciferin derivs. of Cypridina hilgendorfii as substrates for luminescent determination of sugar hydrolases) 159503-66-9 HCAPLUS .beta.-D-Galactopyranoside, 6-(4-methoxyphenyl)-2-methylimidazo(1,2-a)pyrazin-3-yl (9CI) (CA INDEX NAME)

Absolute stereochemistry.

RN 177205-12-8 HCAPLUS
CN .beta.-D-Glucopyranoside, 6-(4-methoxyphenyl)-2-methylimidazo[1,2-a]pyrazin-3-yl (9CI) (CA INDEX NAME)

Absolute stereochemistry.

Absolute stereochemistry.

IT 177205-13-9P
 RL: RCT (Reactant); SPN (Synthetic preparation); PREP (Preparation); RACT
 (Reactant or reagent)
 (preparation of luciferin derivs. of Cypridina hilgendorfii as substrates
 for luminescent determination of sugar hydrolases)
RN 177205-13-9 KCAPLUS
CN .beta.-D-Galactopyranoside, 6-(4-methoxyphenyl)-2-methylimidazo(1,2 a)pyrazin-3-yl, 2.3,4,6-tetraacetate (9CI) (CA INDEX NAME)

# 特開平8-59686

(43)公開日 平成8年(1996)3月5日

(51)IntCL*	識別記号	庁内整理番号	ΡI	技術表示箇所
C07H 17/02				
C 0 7 D 487/04	144	7019-4C		
C 1 2 Q 1/34		6807-4B		
G01N 21/78	С			
			審查請求	未請求 請求項の数5 OL (全8 頁)
(21)出願番号	特度平6-198770		(71)出題人	. 000004341
				日本油脂株式会社
(22)出願日	平成6年(1994)8月23日			東京都渋谷区恵比寿四丁目20番3号
			(72)発明者	三谷 元宏
				茨城県つくば市梅園 2-24-5
			(72)発明者	榊 秀次郎
				茨城県つくば市春日 2-20-3
			(72)発明者	鯉沼 康美
				茨城県つくば市東新井32-16
			(72)発明者	<b>戸谷 義明</b>
				愛知県刈谷市井ヶ谷町広沢 1
			(74) 代理人	. 弁理士 柳原 成

# (54) 【発明の名称】 ウミホタルルシフェリン誘導体および轄加水分解酵素の定量方法

# (57)【要約】

【目的】 α-D-ガラクトシダーゼ等の糖加水分解酵素の基質として利用して発光させることができ、糖加水分解酵素の定量に利用することができる新規かつ有用なウミホタルルシフェリン誘導体を得る。

【構成】 下記一般式(1)で表わされるウミホタルルシフェリン誘導体。

(R<sup>1</sup>およびR<sup>2</sup>は水素、炭素数1~20のアルキル基、 炭素数6~20のアリール基または炭素数7~19のア リールアルキル基。R<sup>3</sup>は炭素数1~5のアルキル基ま たはアルコキシ基。nは0~5の整数。)

## 【特許請求の範囲】

【請求項1】 下記一般式(1)で表わされるウミホタ ルルシフェリン誘導体。

(式中、R1およびR2はそれぞれ独立に水緊原子、炭緊 数1~20のアルキル基、炭素数6~20のアリール基 または炭素数7~19のアリールアルキル基を示す。R 3は炭素数1~5のアルキル基またはアルコキシ基、n は0~5の整数を示す。)

【請求項2】 下記一般式(2)で表わされるウミホタ ルルシフェリン中間体。

【化2】

(式中、R1およびR2はそれぞれ独立に水索原子、炭索 数1~20のアルキル基、炭素数6~20のアリール基 または炭素数7~19のアリールアルキル基を示す。R 3は炭素数1~5のアルキル基またはアルコキシ基、n は0~5の整数を示す。R4は炭素数1~7のアシル基 を示す。)

【請求項3】 一般式(3)

【化3】

(式中、R1およびR2はそれぞれ独立に水素原子、炭素 数1~20のアルキル基、炭素数6~20のアリール基 または炭素数7~19のアリールアルキル基を示す。R 3は炭素数1~5のアルキル基またはアルコキシ基、n

ン誘導体と、一段式(4)

【化4】

(式中、Xはハロゲン原子、R1は炭素数1~7のアシ ル基を示す。) で表わされる糖誘導体とを、トルフルオ 10 ロメタンスルホン酸銀およびリン酸二ナトリウム塩の存 在下に反応させて、一般式(2)

【化5】

20

30

(式中、R1~R1およびnは上記と同じものを示す。) で表わされるウミホタルルシフェリン中間体を製造した 後、アルカリ存在下に加溶媒分解することを特徴とする **一般式(1)** 

【化6】 носн<sub>2</sub> HO нó НÓ ...(1)

(式中、R1~R3およびnは上記と同じものを示す。) で表わされるウミホタルルシフェリン誘導体の製造方 法。

【請求項4】 一般式(3)

【化7】

(式中、R1およびR2はそれぞれ独立に水素原子、炭素 数1~20のアルキル基、炭素数6~20のアリール基 は0~5の整数を示す。)で表わされるイミダゾビラジ 50 または炭素数7~19のアリールアルキル基を示す。R

30

 $^3$ は炭素数  $1\sim 5$ のアルキル基またはアルコキシ基、n は  $0\sim 5$ の整数を示す。) で表わされるイミダゾピラジ ン誘導体と、一般式(4)

[48]

$$R^{4}OCH_{2}$$
 $R^{4}O$ 
 $X$ 
 $R^{4}O$ 
 $OR^{4}$ 
 $W$ 
 $W$ 

(式中、Xはハロゲン原子、R\*は炭素数1~7のアシル基を示す。)で表わされる糖誘導体とを、トルフルオロメタンスルホン酸銀およびリン酸二ナトリウム塩の存在下に反応させることを特徴とする一般式(2) 【化9】

(式中、R1~R1およびnは上記と同じものを示す。) で表わされるウミホタルルシフェリン中間体の製造方法.

【請求項5】 糖加水分解酵素によりウミホタルルシフェリン誘導体が分解されることによって発光する発光量を測定することにより糖加水分解酵素の酵素量を定量する方法であって、ウミホタルルシフェリン誘導体として下記一般式(1)で表わされるウミホタルルシフェリン誘導体を使用することを特徴とする糖加水分解酵素の定量方法。

(式中、 $R^1$ および $R^2$ はそれぞれ独立に水素原子、炭素数 $1\sim20$ のアルキル基、炭素数 $6\sim20$ のアリール基または炭素数 $7\sim19$ のアリールアルキル基を示す。 $R^3$ は炭素数 $1\sim5$ のアルキル基またはアルコキシ基、 $R^3$ は $0\sim5$ の整数を示す。0

【発明の詳細な説明】

[0001]

【産業上の利用分野】本発明は、新規かつ有用なウミホタルルシフェリン誘導体、その中間体、これらの製造方法、およびウミホタルルシフェリン誘導体を発光基質として用いた糖加水分解酵素の定量方法に関する。 【0002】

4

【従来の技術】抗原抗体反応に基づくイムノアッセイの 分野において、ラジオイムノアッセイに代わる分析手段 として化学発光酵素イムノアッセイが注目されている。 化学発光酵素イムノアッセイは、酵素が化学結合してい る抗体または抗原を用いて、基質となる化学発光物質を 定量することによって、その抗体または抗原の量を測定 する方法である。

【0003】化学発光酵素イムノアッセイに用いられ、酵素反応により発光する基質(発光基質)としては、ルミノール誘導体、シュウ酸エステル、アダマンチルジオキセタン誘導体などが知られている。これらの中でアダマンチルジオキセタン誘導体はβ-D-ガラクトシダーゼの基質として利用され、発光量を測定することによりβ-D-ガラクトシダーゼ量を定量することができる(特開平2-180893号)。しかしながら、アダマンチルジオキセタン誘導体は分子内に過酸化物構造を有しているので、光および熱による分解や、金属との反応によるレドックス分解を引き起こし易く、このため定量分析の誤差を招きやすいという問題点がある。

【0004】ところで、これまでに知られているウミホタルルシフェリン誘導体は、一重項酸素、スパーオキシドアニオン、ヒドロキシルラジカル等の活性酸素と選択的に反応して発光することから、これら活性酸素の微量定量に有効であることが知られている。しかしながあるとが知られている。しかしながの登して用いても発光しない。また本発明のウミホタルルシフェリン誘導体と類似した構造を有するセレンテラジングルクロニドが知られている(Chem. Latt. 417-8(1987))が、この化合物はグルクロニダーゼという特殊な酵素でのみ発光するため、β-D-ガラクトシダーゼなどの糖加水分解酵素の定量に利用することはできない。このため発光を利用して、糖加水分解酵素を高精度で定量することができる発光基質の開発が強く望まれている。【0005】

40 【発明が解決しようとする課題】本発明の目的は、糖加水分解酵素に対する基質として利用して発光させることができ、糖加水分解酵素の定量に利用することができる新規かつ有用なウミホタルルシフェリン誘導体、およびその中間体を提供することである。本発明の他の目的は、上記ウミホタルルシフェリン誘導体を簡単に効率よく製造することができるウミホタルルシフェリン誘導体の製造方法、および中間体の製造方法を提案することである。本発明の別の目的は、上記ウミホタルルシフェリン誘導体を利用して、高い精度で酵素量を定量することができる糖加水分解酵素の定量方法を提案することであ

10

5

る.

### [0006]

【課題を解決するための手段】本発明は次のウミホタルルシフェリン誘導体、その中間体、これらの製造方法、およびウミホタルルシフェリン誘導体を発光基質として用いた糖加水分解酵素の定量方法である。

(1)下記一般式(1)で表わされるウミホタルルシフェリン誘導体。

 (式中、R¹およびR²はそれぞれ独立に水索原子、炭索数1~20のアルキル基、炭索数6~20のアリール基 20 法。
 法。

 数1~20のアルキル基、炭索数6~20のアリール基 20 法。
 法。

 または炭索数7~19のアリールアルキル基を示す。R 3は炭索数1~5のアルキル基またはアルコキシ基、n 誘導は0~5の整数を示す。)
 誘導

(2)下記一般式(2)で表わされるウミホタルルシフェリン中間体。

【化12】

(式中、 $R^1$ および $R^2$ はそれぞれ独立に水素原子、炭素数 $1\sim20$ のアルキル基、炭素数 $6\sim20$ のアリール基または炭素数 $7\sim19$ のアリールアルキル基を示す。 $R^3$ は炭素数 $1\sim5$ のアルキル基またはアルコキシ基、 $R^4$ は炭素数 $1\sim7$ のアシル基を示す。 $R^4$ は炭素数 $1\sim7$ のアシル基を示す。 $R^4$ 

(3)一般式(3)

【化13】

(式中、R<sup>1</sup>およびR<sup>2</sup>はそれぞれ独立に水紫原子、炭紫数1~20のアルキル基、炭紫数6~20のアリール基

または炭素数7~19のアリールアルキル基を示す。R 3は炭素数1~5のアルキル基またはアルコキシ基、n は0~5の整数を示す。)で表わされるイミダゾピラジン誘導体と、一般式(4)

【化14】

(式中、Xはハロゲン原子、R4は炭素数1~7のアシル基を示す。)で表わされる糖誘導体とを、トルフルオロメタンスルホン酸銀およびリン酸ニナトリウム塩の存在下に反応させて、前記一般式(2)で表わされるウミホタルルシフェリン中間体を製造した後、アルカリ存在下に加溶媒分解することを特徴とする前記一般式(1)で表わされるウミホタルルシフェリン誘導体の製造方法

(4) 前記一般式(3) で表わされるイミダゾピラジン 誘導体と、前記一般式(4) で表わされる糖誘導体と を、トリフルオロメタンスルホン酸銀およびリン酸二ナ トリウム塩の存在下に反応させることを特徴とする前記 一般式(2)で表わされるウミホタルルシフェリン中間 体の製造方法。

(5)糖加水分解酵素によりウミホタルルシフェリン誘 導体が分解されることによって発光する発光量を測定す ることにより糖加水分解酵素の酵素量を定量する方法で 30 あって、ウミホタルルシフェリン誘導体として前記一般 式(1)で表わされるウミホタルルシフェリン誘導体を 使用することを特徴とする糖加水分解酵素の定量方法。 【0007】一般式(1)において、R1またはR2で示 される基の具体的なものとしては、例えばメチル基、エ チル基、nープロピル基、イソプロピル基、nーブチル 基、イソブチル基、t-ブチル基、ペンチル基、ヘキシ ル基、ヘプチル基、オクチル基、ノニル基、デシル基、 トリデシル基、ヘキサデシル基、イコシル基等の直鎖状 または分岐鎖状の炭素数1~20のアルキル基:フェニ ル基、ナフチル基、アントリル基、フェナントリル基、 ナフタセニル基、ピレニル基、ペリレニル基等の炭素数 6~20のアリール基;ベンジル基、フェネチル基、ジ フェニルメチル基、トリチル基、トリル基、キシリル 基、クメニル基、メシチル基等の炭素数7~19のアリ ールアルキル基があげられる。R1とR2とは同一でも異 なっていてもよい。

【0008】一般式(1)で表わされる本発明のウミホタルルシフェリン誘導体を後述の糖加水分解酵素の発光 基質として利用する場合は、R<sup>1</sup>またはR<sup>2</sup>は水素原子、 50 メチル基、エチル基、n-プロビル基、イソプロビル 基、n-ブチル基、イソブチル基、t-ブチル基、フェ ニル基、ナフチル基、ベンジル基またはフェネチル基で あるのが好ましい。

【0009】一般式(1)においてR3で示される基の 具体的なものとしては、例えばメチル基、エチル基、n ープロピル基、イソプロピル基、n-ブチル基、イソブ チル基、tーブチル基、ペンチル基等の直鎖状または分 岐鎖状の炭素炭1~5のアルキル基;メトキシ基、エト キシ基、n-プロポキシ基、イソプロポキシ基、n-ブ トキシ基、イソブトキシ基、 t-ブトキシ基等の炭素数 10 1~5のアルコキシ基があげられる。これらの基がベン ゼン現に結合する位置はどこの位置でもよく、またその 数(nの数)は0~5である。

【0010】一般式(1)で表わされる本発明のウミホ タルルシフェリン誘導体を後述の糖加水分解酵素の発光 基質として利用する場合は、R3はメチル基、エチル 基、nープロピル基、イソプロピル基、nーブチル基、 イソブチル基、セーブチル基、メトキシ基、エトキシ 基、n-プロポキシ基、イソプロポキシ基、n-ブトキ シ基、イソブトキシ基またはt-ブトキシ基であって、 ベンゼン環の4位に1個、2および4位に2個、または 2、4および6位に3個結合しているのが好ましい。 【0011】一般式(2)におけるR4のアシル基とし ては、アセチル基、プロピオニル基、ブチリル基、イソ ブチリル基、バレリル基、ベンゾイル基などの炭素数1 ~7のアシル基があげられる。一般式(2)におけるR 1、R2、R3およびnは前記と同じものを示す。

【0012】一般式(1)で表わされる本発明のウミホ タルルシフェリン誘導体は、一般式(3)で表わされる イミダゾピラジン誘導体と、一般式(4)で表わされる 30 糖誘導体とを、トリフルオロメタンスルホン酸銀および リン酸ニナトリウム塩の存在下に反応させて一般式

(2)で表わされるウミホタルルシフェリン中間体(以 下、単に中間体という場合がある)を製造した後、この 中間体をアルカリ存在下に加溶媒分解することにより製 造できる.

【0013】一般式(3)におけるR1、R2、R3およ びnは前記と同じものを示す。一般式(4)におけるX で示されるハロゲン原子としては、フッ素原子、塩素原 子、臭素原子、ヨウ素原子等があげられる。R<sup>4</sup>は前記 と同じものを示すが、アセチル基またはベンゾイル基が 好ましい。一般式(4)で表わされる糖誘導体の糖骨格 としては、α-D-ガラクトピラノース、β-D-ガラ クトピラノース、α-D-グルコピラノースおよびβ-D-グルコピラノースがあげられる。

【0014】一般式(3)のイミダゾピラジン誘導体と 一般式(4)の糖誘導体との仕込み割合は、イミダゾビ ラジン誘導体:糖誘導体のモル比で1:0.1~1:1 00、好ましくは1:1~1:10とするのが望まし

・ の収率が低下する傾向にあり、一方100を超えると反 応終了後に未反応の糖誘導体が残存し、目的とする生成 物の単離が困難となるので好ましくない。

8

【0015】トリフルオロメタンスルホン酸銀の使用量 は、糖誘導体:トリフルオロメタンスルホン酸銀の仕込 みモル比で1:0.1~1:100、好ましくは1:1 ~1:20とするのが望ましい。またリン酸二ナトリウ ム塩の使用量は、イミダゾピラジン誘導体:リン酸二ナ トリウム塩の仕込みモル比で1:0.1~1:100、 好ましくは1:1~1:50とするのが望ましい。な お、トリフルオロメタンスルホン酸銀は触媒として、ま たリン酸二ナトリウム塩はイミダゾピラジン誘導体の活 性を上げるために用いられる。

【0016】反応溶媒としては、反応条件下で不活性で あり、かつ生成した中間体からの分離が容易なものであ るならばどのような溶媒でも使用できる。このような溶 媒としては、アセトニトリル、ベンゼン、トルエン、テ トラヒドロフラン、ジオキサン、ジメチルホルムアミ ド、ジメチルスルホキシドあるいはこれらの混合溶媒な どが適当である。使用する溶媒の量は特に限定されない が、出発物質の総重量あたり1~1000倍量であるこ とが好ましい。また反応をさらに円滑に進めるために、 脱水溶媒を用いることが好ましい。さらに反応系から水 分を除去するために、反応条件下で不活性な吸湿剤、例 えばモレキュラーシーブなどを反応系内に存在させるこ とが好ましい。吸湿剤の仕込み量としては、出発物質の 総重量あたり1~1000倍量とするのが好ましい。

【0017】反応温度は、通常−20~+150℃、好 ましくは-10~+100℃とするのが望ましい。 反応 は減圧または加圧下に行うこともできるが、常圧で行う のが好ましい。反応時間は、通常30分間~20時間の 範囲で行うことができるが、実用的には1~10時間に なるように条件を設定するのが望ましい。また反応は不 活性ガス雰囲気下に行うのが好ましい。

【0018】このようにして反応を行うことにより、一 **般式(2)で表わされる中間体が得られる。この中間体** から最終目的物である一般式(1)のウミホタルルシフ ェリン誘導体を得るには、反応液からクロマトグラフィ ーなどの方法により中間体を単離した後、得られた中間 体をアルカリ存在下に加溶媒分解して脱保護基化するこ とにより得ることができる。溶媒としては、水;メタノ ール、エタノール等の低級アルコール;これらの混合液 などが使用できる。

【0019】アルカリとしてはアンモニア、炭酸カリウ ム、炭酸ナトリウム、水酸化ナトリウム、水酸化カリウ ム、トリエチルアミン、グアニジン、1,8-ジアザビ シクロ [5.4.0] ウンデセンなどが使用できる。ア ルカリの使用量は、反応液中の濃度が0.001~5 N、好ましくは0.01~1Nとなる量で使用するのが い。このモル比が0.1未満の場合には生成する中間体 50 望ましい。加溶媒分解は-50~+100℃、好ましく

は0~+80℃で、0.1~24時間、好ましくは0. 1~10時間行うのが望ましい。

【0020】反応終了後は、クロマトグラフィー、再結晶等の通常の手段により精製することができる。このようにして得られた一般式(1)で表わされるウミホタルルシフェリン誘導体は、αーDーガラクトシダーゼ、βーDーガラクトシダーゼ、αーDーグルコシダーゼまたはβーDーグルコシダーゼの糖加水分解酵素の基質として使用して発光させることができ、これらの糖加水分解酵素の定量試薬として利用することができる。糖加水分解酵素としては、抗体または抗原に化学的に結合している酵素を用いることもでき、この場合は化学発光酵素イムノアッセイ用の定量試薬として利用できる。

【0021】糖加水分解酵素の定量は、反応媒体中で一般式(1)のウミホタルルシフェリン誘導体と糖加水分解酵素とを接触させ、このとき発光する発光量を測定し、予め作成した検量線を基に定量することができる。ウミホタルルシフェリン誘導体の使用量は、測定試料中に存在する糖加水分解酵素1モルに対して、通常1~1018モル、好ましくは103~1015モルとするのが望ましい。

【0022】反応媒体としては、通常pH4~10、好ましくは定量する糖加水分解酵素の活性が高く維持されるpH値を有する水溶液または緩衝液などが使用できる。このような水溶液または緩衝液としては、例えば酢酸、炭酸、リン酸、ホウ酸水溶液:酢酸ナトリウム緩衝液、トリスアミノヒドロキシメタン緩衝液、コハク酸緩衝液、2ーヒドロキシー1,2,3ープロパンカルボン酸緩衝液、モノフタル酸カリウム緩衝液、2ー(Nーモルホリノ)エタンスルホン酸緩衝液、リン酸ナトリウム緩衝液、リン酸カリウム緩衝液、リン酸ナトリウム緩衝液、リン酸カリウム緩衝液、炭酸水素ナトリウム緩衝液、イミダゾール緩衝液等をあげることができ、使用に際しては単独もしくは混合物として用いることができる

【0023】反応を行う際の温度は、通常0~70℃、好ましくは15~60℃の範囲であることが望ましい。この温度範囲以外では、酵素の活性が低下するので好ましくない。このようにして反応させることによって、糖加水分解酵素の作用によりウミホタルルシフェリンが分解されて発光する。発光量は市販の光電子増倍管を備えた化学発光測定器などを用いることにより容易に行うことができる。

【0024】このような本発明の糖加水分解酵素の定量 方法は、基質として化学的に安定な前記ウミホタルルシ フェリン誘導体を使用しているので、分析誤差を生じる ことなく、高い精度で酵素量を定量することができる。 【0025】

【発明の効果】本発明のウミホタルルシフェリン誘導体 ルカラム (30%アセトンーベンゼン) および中圧カラ は新規であり、糖加水分解酵素の発光基質として有用で ムクロマトグラフィーにより精製すると、中間体である ある。本発明のウミホタルルシフェリン中間体は新規で 50 6-(4-メトキシフェニル) -2-メチルー3-(テ

あり、上記のウミホタルルシフェリン誘導体の中間体と して有用である。本発明のウミホタルルシフェリン誘導 体の製造方法は、一般式(3)で表わされるイミダゾピ ラジン誘導体および一般式(4)で表わされる糖誘導体 を出発物質として用い、これらをトリフルオロメタンス ルホン酸銀およびリン酸二ナトリウム塩の存在下に反応 させた後、得られた中間体を加溶媒分解するようにした ので、上記ウミホタルルシフェリン誘導体を簡単に効率 よく製造することができる。また本発明のウミホタルル シフェリン誘導体の中間体の製造方法も、一般式(3) で表わされるイミダゾピラジン誘導体および一般式 (4)で表わされる糖誘導体を出発物質として用い、こ れらをトリフルオロメタンスルホン酸銀およびリン酸二 ナトリウム塩の存在下に反応させるようにしたので、上 記ウミホタルルシフェリン誘導体の中間体を簡単に効率 よく製造することができる。本発明の糖加水分解酵素の 定量方法は、基質として上記ウミホタルルシフェリン誘 導体を使用しているので、高い精度で定量することがで **きる**.

10

[0026]

20

【実施例】以下、本発明を実施例に基づいて具体的に説明するが、本発明はこれらに限定されるものではない。 実施例1-1

6-(4-メトキシフェニル)-2-メチルイミダゾ [1,2-a] ピラジン-3-オン(一般式(3)のR 1はメチル基、R2は水素原子、R3はメトキシ基、nは 1) 0.1g(0.35mmol)とリン酸ニナトリウ ム1.1g(7.75mmol)との混合物中に、アセ トニトリル5m1およびベンゼン9m1を加えた後、モ レキュラーシーブ4Aを2.6g加え、室温で1時間攪 拌した。 続いて2、3、4、6-テトラ-0-アセチル -α-D-ガラクトピラノシルブロミド (一般式 (4) のXは臭素原子、R1はアセチル基) 0.18g(0. 45mmol) およびトリフルオロメタンスルホン酸銀 0.37g(1.43mmol)を加えて、窒素雰囲気 下に室温で2時間撹拌し、6-(4-メトキシフェニ ル) -2-メチルイミダゾ[1,2-a] ピラジン-3 D-ガラクトピラノシルプロミドとを反応させた。

【0027】反応終了後、セライトを敷いたガラスフィルターにより反応溶液を沪過した後、残渣をアセトニトリルおよびベンゼンで洗浄した。沪液および洗液の混合液から溶媒を留去し、次に塩化メチレン15m1および飽和炭酸水素ナトリウムー食塩水10m1を加えて攪拌した後、不溶物をガラスフィルターにより取り除いた。次に塩化メチレン層を分取した後、硫酸ナトリウムにより乾燥した。溶媒を留去後、得られた油状物をシリカゲルカラム(30%アセトンーベンゼン)および中圧カラムクロマトグラフィーにより精製すると、中間体である6-(4-メトキシフェニル)-2-メチル-3-(デ

11

トラーローアセチルーβ-D-ガラクトピラノシルオキ シ) イミダゾ [1, 2-a] ピラジン (一般式 (2) の R1はメチル基、R2は水紫原子、R3はメトキシ基、n は1、R\*はアセチル基)が収量0.08g(0.14 mmol)、収率39%で得られた。

【0028】スペクトルデータは次の通りである。  $MS(FAB:m/Z):586(M+H)^{*}, 256$ Exact MS: 586. 1995 C28 H32 O11 N3の計算値: 586. 2037 05, 1560, 1495, 1370, 1245, 1225, 1060, 1035 <sup>1</sup>H-NMR (CDC 13/TMS:  $\delta$ (ppm)):1.73 (3H, s, CH<sub>3</sub>CO), 2.05(3H, s, CH<sub>3</sub>CO), 2.21(3H, s, CH<sub>3</sub> CO), 2.27(3H, s, CH<sub>3</sub>CO), 2.47(3H, s, CH<sub>3</sub>), 3.88(3H, s, CH<sub>3</sub>O), 3.93(1H, dd, J=6.4, 5.9Hz), 4.11(1H, dd, J=11.4, 6.9Hz), 4.18(1H, dd, J=11.4, 5.9Hz), 4.89(1 H, d, J=7.9Hz), 5.10(1H, dd, J=10.4, 3.5Hz), 5.45(1 H, d, J=2.5Hz),5.62(1H, dd, J=10.6, 8.2Hz),7.02(2 H, A2'X2', J=8.9Hz), 7.86(2H, A2'X2', J=8.9Hz), 8.34 (1H, d, J=1.5Hz), 8.94(1H, d, J=1.5Hz)

実施例1-1で得られた中間体0.05g(0.09m mo1)にメタノール3.5mlおよび濃アンモニア水 1.8mlを加えた後、40℃で6時間30分攪拌して 加溶媒分解した。白色沈澱を沪取し、メタノールから再 枯晶を行うと目的の3-(β-D-ガラクトピラノシル オキシ) -6-(4-メトキシフェニル) -2-メチル イミダゾ [1, 2-a] ピラジン (一般式 (1) のR<sup>1</sup> はメチル基、R2は水素原子、R3はメトキシ基、nは 1)が収量0.03g(0.07mmol)、収率78 30 む50mMリン酸超衝液(pH7.3)で希釈された8 %で得られた。

【0029】実施例1-2

【0030】スペクトルデータは次の通りである。 MS(FAB: m/Z): 418(M+H)Exact MS:418.1555 C20 H24 O7 N3の計算値: 418.1614 IR (KBr: cm<sup>-1</sup>): 3450, 2930, 2880, 1605, 15 65, 1490,1405, 1240, 1090, 1080, 1010 IR (KBr: cm<sup>-1</sup>): 3450, 2975, 2950, 1745, 16 05, 1555, 1495, 1365, 1225, 1075, 1035  $^{1}H-NMR$  (DMSO-d<sub>6</sub>/TMS:  $\delta$  (pp m)): 2.41(3H, s, CH<sub>3</sub>), 3.3~3.73(3H, m), 3.82(3

12

H, s, CH<sub>2</sub>0),  $4.59\sim4.68(2H, m)$ , 4.97(1H, d, J=5.4H)z),5.78(1H, d, J=5.4Hz),7.06(2H, A2'X2', J=8.9Hz), 7.95(2H, A2'X2', J=8.9Hz),8.77(1H, d, J=1.5Hz), 8. 94(1H, d, J=1.5Hz)

## 【0031】実施例1-3

実施例1-1で用いた糖誘導体の代わりに2,3,4, 6-テトラ-O-アセチル-α-D-グルコピラノシル プロミドO. 17g(O. 41mmol)を用いた以外 は、実施例1-1と同様に反応を行うと、8体のみが収 IR (KBr:cm<sup>-1</sup>):3450, 2970, 2940, 1745, 16 10 量0.03 g (0.05 m m o l) 、収率16%で得ら

> 【0032】スペクトルデータは次の通りである。  $MS(FAB:m/Z):586(M+H)^+, 256$ Exact MS: 586. 2023 C28 H32 O11 N3の計算値:586.2037 IR (KBr: cm<sup>-1</sup>): 3450, 2975, 2950, 1745, 16 05, 1555, 1495, 1365, 1225, 1075, 1035 <sup>1</sup>H-NMR (CDC<sub>13</sub>/TMS:  $\delta$ (ppm)):1.82 (3H, s, CH<sub>3</sub>CO), 2.04(3H, s, CH<sub>3</sub>CO), 2.06(3H, s, CH<sub>3</sub> 20 CO), 2.18(3H, s, CH<sub>3</sub>CO), 2.46(3H, s, CH<sub>3</sub>), 3.70(1H, ddd, J=9.6, 2.5, 2.0Hz),  $3.87(3H. s. CH_20)$ ,  $4.06(1H. s. CH_20)$ dd, J=12.4, 2.0Hz), 4.24(1H, dd, J=12.6, 5.7Hz), 4. 94(1H, d, J=7.9Hz), 5.19(1H, t, J=9.7Hz), 5.29(1H, t, J=9.4Hz),5.42(1H, t, J=8.7, 7.9Hz),6.99(2H, A2' X2', J=8.9Hz),7.86(2H, A2'X2', J=8.9Hz),8.33(1H, d, J=1.5Hz), 8.94(1H, broad s)

### 【0033】実施例2-1

1 mM MgCl2を含むO. 1Mトリス塩酸緩衝液 (pH8. 0)650μlに、1mM MgCl2を含 -D-ガラクトシダーゼ水溶液25 ulおよび実施例1 -2で得られた100μM 3-(β-D-ガラクトピ ラノシルオキシ)-6-(4-メトキシフェニル)-2 -メチルイミダゾ [1, 2-a] ピラジンのジメチルス ルホキシド溶液75µ1を加え、40℃で20分間イン キュベートした。反応溶液から500μ1をサンプリン グし、化学発光測定器(東北電子産業社製,CLD-1 00、商品名)により発光強度を10秒間測定した。そ の結果を表1に示す。

40 [0034] 【表1】

	(	8)	
3 表1			
醇菜量 (mol/test)	log (酵菜量)	発光量 (comts/10s)	log (発光量)
1.73×10 <sup>-18</sup>	-12.76	2. 77×10 <sup>5</sup>	5. 44
1.73×10 <sup>-14</sup>	-13.76	3.92×10 <sup>4</sup>	4. 59
8.63×10 <sup>-18</sup>	-14.06	1.56×104	4. 19
4.31×10 <sup>-18</sup>	-14.37	7.53×10 <sup>3</sup>	3. 88
2.16×10 <sup>-18</sup>	-14.67	$3.64 \times 10^3$	3. 56
1.04×10 <sup>-18</sup>	-14.98	1.67×10 <sup>3</sup>	3. 22
6.90×10 <sup>-16</sup>	-15.16	6. 13×10 <sup>3</sup>	2.79

【0035】表1の結果から、酵素の量に応じた発光量 \*10s)との関係式は次式(5)

が観察されたことがわかる。そして、10g(酵素量、

【数1】

mol/test)とlog (発光量, counts/\*

log (発光量, counts/10s)

=1.08 × log (酵素量, mol/test) + 19.27 ···(5)

相関係数 r = 0.992

※施例のウミホタルルシフェリン誘導体はβ-D-ガラク

14

で表わされるので、発光量によりB-D-ガラクトシダ 20 トシダーゼの化学発光基質として有用である。

ーゼを定量することができることがわかる。従って、実※